

Approved For Release STAT
2009/08/31 :
CIA-RDP88-00904R000100130

Dec

Approved For Release
2009/08/31 :
CIA-RDP88-00904R000100130



Вторая Международная конференция
Организации Объединенных Наций
по применению атомной энергии
в мирных целях

A/CONF/15/P/1320
UNEP
ORIGINAL RUSSIAN

Не подлежит оглашению до официального сообщения из Конференции

ДЕЙСТВИЕ ИОНИЗИРУЮЩИХ ИЗЛУЧЕНИЙ И РАДИОИМИТИЧЕСКИХ
ВЕЩЕСТВ НА МИКРОБНУЮ КЛЕТКУ

М.Н.Мейсоль, Р.Д.Гольцова, Г.А.Медведева,
Н.А.Помощников, Л.А.Соливерстова и М.Н.Шальнова

Исследование закономерностей действия ионизирующих излучений на клетку вообще и на микробную клетку в частности имеет существенное научное значение в двух отношениях: специально радиобиологическом и в общепатологическом. Своеобразная патология, вызываемая излучениями, позволяет более четко выявить амплитуду реактивных возможностей клетки, лучше оценить относительную самостоятельность и вместе с тем взаимосвязанность отдельных ее функций.

В предыдущем сообщении (1) мы рассмотрели преимущественно те стороны реакции микробной клетки, в основе которых лежат нарушения в фосфорном (и в частности в нуклеиновом) и лишь отчасти в азотном и углеводном обмене. Из структур клетки наше внимание естественно было обращено на ядра и на цитоплазму в целом. В данном сообщении мы приводим некоторые результаты исследования тех процессов, которые преимущественно связаны с цитоплазматическими структурами — митохондриями и микросомами.

В этих исследованиях в качестве объектов использовали дрожжевые организмы *Saccharomyces cerevisiae*, *Saccharomycodes ludwigii*, *Torulopsis utilis*, *Endomycetes magnusii*.

Клетки облучали либо в водных суспензиях, либо в виде отпрессованной массы. Цитологические, физиологические и биохимические исследования проводили как тотчас же после облучения, так и после подраживания на агаризованной питательной среде. При подраживании обращали особое внимание на то, чтобы размножение (деление, почкование) клеток было возможно меньшим; с этой целью посевы производили на поверхность агаровых сред весьма концентрированными суспензиями. В таких условиях увеличение массы облученных клеток про-

-2-

исходит преимущественно за счет их роста, а не размножения, т.е. осуществляется метаболизм, не сопровождающийся делением ядер и клеток. В этом случае даже при облучении в больших дозах не погибает сколько-нибудь заметного количества клеток, по крайней мере в течение 24 час. после облучения. Наблюдения под флуоресцентным микроскопом (при витальной обработке суспензий примулином и акридиновым оранжевым) подтверждают, что отмирания облученных клеток не происходит.

Обычно видимые нарушения в клеточных структурах обнаруживаются в первую очередь у клеток с активным метаболизмом. В клетках со сниженным обменом непосредственно возникающие в результате облучения структурные повреждения отмечаются только после очень больших доз облучения, во много раз превышающих те, которые дают отчетливый эффект у активно функционирующих клеток. Это указывает на значение процессов клеточного метаболизма в проявлении и усилении начальных лучевых повреждений. Метаболизм играет решающую роль также в восстановлении поврежденных клеточных структур. Можно не сомневаться в том, что "цепной" характер развития лучевой реакции на клеточном уровне в значительной степени определяется особенностями и интенсивностью клеточного метаболизма.

Влияние облучения на внутриклеточные окислительные и восстановительные процессы

2597

Цитохромная система дрожжевых клеток, как известно, легко может быть исследована при помощи прижизненной спектроскопии по характерным полосам поглощения. Как показали наши наблюдения, спектры цитохромов не подвергаются существенным изменениям при облучении даже в больших дозах. В связи с физиологической активностью митохондрий нас специально интересовали цитохромоксидаза и дегидразная системы.

Активность цитохромоксидазы определяли манометрическим методом по скорости поглощения кислорода гомогенатом из дрожжевых клеток в присутствии системы цитохром c -гидрохинон. Полифенолоксидаза ингибировалась диэтилдитиокарбонатом. Опыты показали, что даже после облучения в дозах 60000-100 000р нельзя было отметить сколько-нибудь значительного снижения активности цитохром- c -оксидазы, если дрожки предварительно культивировали в условиях относительно-

-3.-

го анаэробнозиса (бродящие клетки). При аэробном выращивании тех же дрожжей их цитохром-с-оксидаза оказалась менее радиорезистентной: ее активность снижалась после облучения в дозе 100000 р на 20%, а после 24-часового подрашивания облученной суспензии - на 50%.

Редуцирующую способность дрожжевых клеток учитывали по восстановлению нейтрального красного и януса зеленого. Известно, что нормальные дрожжи энергично восстанавливают эти красители. У облученных клеток эта способность снижается (табл. 1).

Таблица 1

Влияние γ - излучения на восстановление дрожжами нейтрального красного

Доза облучения, р	Восстановление красителя, %
Контроль	100
10 000	88
30 000	85
60 000	80
100 000	67

Еще более чувствительны к облучению ферментные системы, восстанавливающие янус зеленый. Это особенно четко обнаруживается в культурах, выросших в относительно анаэробных условиях (рис. 1). Спектрофотометрическое определение количества восстановленного дрожжевыми клетками януса зеленого показывает, что уже после облучения в дозе 5000 р. отмечается повреждение ответственной за данный процесс ферментной системы. У аэробно развивавшихся дрожжевых клеток это угнетение выражено менее резко. Интересно отметить, что прижизненное наблюдение под микроскопом клеток, митохондрии которых окрашены янусом зеленым, также показывает, что у митохондрий облученных клеток снижена способность восстанавливать этот краситель. Наши данные вполне согласуются с наблюдениями Мартэна (23), показавшими, что у облученных дрожжей снижается активность цитохром-с-редуктазы. Исследуя ферментные системы, восстанавливающие янус зеленый, Лазаров и Куперштейн (4,5) пришли к заключению, что в

-4-

восстановлении этого красителя существенную роль играет ДНМ-дегидразная система. В наших опытах именно ферментная система, восстанавливающая янус-зеленый, оказалась особенно чувствительной к действию радиации. Основная локализация ее в митохондриях не подлежит сомнению. Таким образом, угнетение этой ферментной системы, а следовательно, и изменение соответствующих структурных участков в митохондриях может рассматриваться как одно из непосредственных лучевых повреждений органоидов клетки.

Влияние блокирования внутриклеточных структур на радиоустойчивость клеток

Из протоплазматических структур особого внимания радиобиологов заслуживают митохондрии — основные энергетические центры клетки, участвующие через промежуточные звенья в ключевых процессах обмена веществ. В митохондриях не только генерируется энергия, но и связывается в результате окислительного фосфорилирования в доступные для использования макроэнергетические соединения.

За последние годы установлено, что процесс окислительного фосфорилирования в некоторых тканях и органах облученных животных заметно угнетается (6,7); то же происходит и в клетках микроорганизмов (1). При этом интенсивность поглощения кислорода клетками и тканями либо совсем не нарушается, либо изменяется незначительно. Ряд других процессов, регулируемых ферментными системами, расположенными на митохондриях, также подвергается изменениям под влиянием облучения. К их числу относятся процессы, связанные с превращениями пировиноградной кислоты и циклом жирных кислот.

Для активности митохондрий особое значение имеют их поверхности: на них протекают весьма важные в функциональном отношении процессы элективной адсорбции веществ, подвергающихся затем окислению и восстановлению. Прижизненное блокирование этих поверхностей посторонними веществами должно приводить к изменению скорости и характера процессов, осуществляемых митохондриями. В 1950 г. нами совместно с Г.М.Шавловским (8) было проведено такое блокирование митохондрий в клетках дрожжевых организмов флуоресцирующим алкалоидом берберином и показана возможность использования такого приема для изучения физиологического значения внутриклеточных структур.

Нам представлялось существенным изучить влияние блокирования

митохондрий берберином на устойчивость к облучению клеток и их отдельных физиологических свойств. Для этого клетки дрожжей мы флуорохромировали раствором берберина сульфата (1:40000) в течение 4-7 час. Затем клетки отделяли от суспендирующей жидкости и отмывали от избытка берберина. При исследовании в люминесцентном микроскопе митохондрии представлялись ярко светящимися свето-желтыми, протоплазма и ядра или совсем не светились, или имели весьма слабое диффузное свечение. Суспензии таких приживленно флуорохромированных клеток подвергали облучению на гамма-установке с радиоактивным кобальтом (мощность дозы 4800 р /мин). Облучение и параллельно с ними контрольные суспензии исследовали на живаемость клеток (путем посева на агаризованную питательную среду), определяли интенсивность поглощения O_2 (в аппарате Варбурга) и скорость включения меченого фосфата (P^{32}) в органические соединения клетки. Полученные нами данные представлены графически на рис.2 и 3. Обработка дрожжевых клеток берберином сама по себе приводит к снижению выживаемости примерно на 40% и соответственно угнетает дыхание и фосфорилирование. Тем не менее клетки, блокированные берберином (если расчет производить на количество клеток, оставшихся жизнеспособными), являются более устойчивыми к действию облучения по сравнению с такими же, но не обработанными берберином (см. рис.3). Эта повышенная устойчивость сказалась не только на выживаемости, но проявилась и в меньшей чувствительности к облучению процессов дыхания и фосфорилирования (см. рис.2).

В предыдущих исследованиях (9) было показано, что этиловый спирт и этиловый эфир конкурируют с красителем янусом зеленым, электроноакцептирующим, накапливающимся на митохондриях, вытесняя его с поверхности митохондрий. Оба эти вещества способны, следовательно, накапливаться в митохондриях и тем самым блокировать их. Наши опыты показали, что и берберин, подобно янусу зеленому, вытесняется спиртом с поверхности митохондрий. Естественно было поэтому испытать защитное действие этилового спирта, тем более, что в опытах Холлендера и Стэплтона (10,11) спирт оказывал благоприятное действие на выживаемость облученных *Bacterium coli*.

Мы ставили наши опыты следующим образом. Дрожжевые клетки суспендировали в 4%-ном водном растворе этилового спирта в течение 30-40 минут и затем подвергали облучению. Выдерживание клеток в этиловом спирте такой концентрации не сказывалось сколько-нибудь

-6-

существенно ни на их выживаемости, ни на интенсивности дыхания. Однако устойчивость к облучению заметно повышалась у клеток, предварительно обработанных спиртом, и тем отчетливее, чем больше была доза облучения (рис.4.). Защитное действие спирта скорее связано с блокированием митохондрий, чем с изменением окислительного режима клетки. В пользу этого положения говорят и наши опыты с блокированием клеток этиловым эфиром, который так же, как и спирт, вытесняется с поверхности митохондрий вещества, способные на них накапливаться. Мы насыщали воду эфиром, прибавляя его в количестве 3 и 5%. Дрожжи выдерживали в такой воде в течение 30-40 мин. и затем в ней же подвергали их облучению. Клетки, обработанные эфиром (3%), оказались значительно более устойчивыми к облучению по сравнению с контрольными, необработанными (рис.5).

Полученные нами экспериментальные данные позволяют предположить, что вещества (берберин, этиловый спирт, эфир), энергично накапливающиеся на митохондриях клеток, отчетливо повышают их радиостойчивость и снижают повреждающее действие ионизирующих излучений на клеточное дыхание и окислительное фосфорилирование. Механизм действия этих веществ скорее всего связан с изменением физико-химических свойств поверхности митохондрий.

Действие ионизирующих излучений на процессы аминирования и переаминирования

В свое время нами было установлено, что облученные дрожжевые клетки, у которых метаболизм продолжается на полноценной питательной среде, образуют значительно больше эргостерина, чем такие же, но необлученные клетки (I2); превышение биосинтеза этого стерина достигает 200%. Наряду с усиленным образованием стерина, возрастает и синтез жирных кислот. Вместе с тем, известно, и это было подтверждено в специальных исследованиях одного из нас (I3), что при избытке углеводного и недостатке азотного питания у дрожжей также происходит усиленное накопление жиров и липоидов. Это накопление регулируется азотными соединениями в питательной среде: чем их больше, тем меньше образуется жирных кислот и стерина. Следовательно, недостаточное участие азотных соединений в обмене веществ клетки, независимо от того, чем оно вызвано - отсутствием источников азотного питания или невозможностью их использования, - в равной мере

-7-

ведет к изменению направленности обмена в сторону повышенного синтеза жиров и липоидов. Очевидно, соответствующие звенья углеводного обмена, по крайней мере частично, отключаются от цикла трикарбоновых кислот и вовлекаются в цикл жирных кислот. Если в условиях азотного питания такое переключение метаболизма имеет несомненный физиологический смысл и приспособительное значение, то аналогичная реакция клетки, подвергнутой облучению, очевидно, должна зависеть от нарушения ферментных систем, осуществляющих связь цикла трикарбоновых кислот с азотистым обменом. Здесь в первую очередь привлекают внимание процессы аминирования кетокислот, дезаминирования и переаминирования аминокислот.

Мы провели специальное изучение состояния этих процессов у дрожжевых организмов *Saccharomyces cerevisiae* после их рентгеновского облучения в дозах от 30 до 100 кр.

Исследование аминирования α -кетокислот проводили по методу Небера (14). В качестве субстрата мы использовали пируват натрия и углекислый аммоний. Процесс аминирования осуществлялся дрожжевым гомогенатом, полученным из растертых с песком клеток и освобожденных от целых клеток и крупных клеточных фрагментов путем центрифугирования в течение 1 часа (1800 об/мин). Наши опыты показали, что аминирование α -кетокислот заметно снижается в клетках уже тотчас же после облучения. При дозе 30 кр это снижение составляло 30% и достигает 75-80% при дозах порядка 100 кр. Облучение в меньших дозах приводило к весьма значительному угнетению аминирования при подрезывании облученных дрожжей в течение 21-48 час. (табл. 2).

Исследование переаминирования аминокислот проводили по методу Браунштейна-Крицман (15). Дикарбоновые аминокислоты определялись по методу Формана и Джонс-Мёллера (16), аминокислот азот аминокислот - по методу Ван-Слайка.

Таблица 2

Синтез α -аминокислот из α -кетокислот и аммиака
дрожжевыми гомогенатами

№ опыта	Необлученные культуры (контроль)	Облученные культуры (30 кр, 10 час. пос. размножения)	
	прирост $\text{NH}_2\text{-N}$, мкмоль	прирост $\text{NH}_2\text{-N}$, мкмоль	в % к контролю
1	2	3	4
1	73,4	40,4	67
2	94,5	47,2	50

-8-

1	2	3	4
3	95,0	47,5	50
4	72,4	48,3	67
5	72,4	48,3	67
6	71,5	23,8	33
7	83,7	23,9	29

Примечание. В опыты взято 2 мл дрожжевого гомогената, пирувата натрия 0,05 моля, углекислого аммония 0,02 моля. Фосфатный буфер pH 7,0-7,4. Общий объем смеси 10 мл. Инкубация 2 часа при 27-28°C.

Опыты показали, что непосредственно после облучения дрожжей в дозе 60 кр переаминирование аминокислот мало нарушается. Только через 16 час. подращивания оно уменьшается на 20% и через 48 час. — на 70-80% (табл.3). При больших дозах — 100 кр и выше — интенсивность процессов переаминирования аминокислот непосредственно после облучения снижается примерно на 50%.

Таблица 3

Переаминирование глутаминовой кислоты дрожжевыми гомогенатами

№ опыта	Необлученные культуры (контроль)			Облученные культуры (60 кр, 48 час. подращивания)			
	убыль NH ₂ -N, мкмоль	добавлено глутаминовой кислоты мкмоль	убыль NH ₂ -N, %	убыль NH ₂ -N, мкмоль	добавлено глутаминовой кислоты, мкмоль	убыль NH ₂ -N, %	в % к контролю
1	2	3	4	5	6	7	8
1	29,7	136	21,8	4,65	136	3,42	16
2	24,4	136	18,0	9,75	136	7,17	40
3	24,0	136	18,0	0	136	0	-
4	28,9	136	21,2	8,00	136	5,88	28
5	23,8	136	17,5	0	136	0	-

-9-

1	2	3	4	5	6	7	8
6	23,0	136	16,9	9,45	136	6,94	41
7	23,0	136	16,9	0	136	0	-

Примечание. В опыт взято дрожжевого гомогената 2 мл, глутаминовой кислоты 20 мг, пирувата натрия 55 мг, 5% KHCO_3 . Общий объем смеси 10 мл, pH 7,2-7,4. Инкубация 0,2 мл 2 часа при 27-28°.

Таким образом, из обследованных нами процессов наиболее чувствительным к облучению оказался процесс аминирования α -кетокислот. Он заметно нарушается непосредственно после облучения уже при таких дозах, когда еще не отмечается изменений в процессах не-реаминирования и дезаминирования аминокислот.

С липонуклеопротеидными структурами клетки непосредственно связано биологически активное вещество мезоинозит. Мы исследовали содержание мезоинозита и его биосинтез облученными дрожжевыми клетками. Во всех случаях отмечалось усиление биосинтеза этого вещества пропорционально дозе облучения. Особенно значительное повышение биосинтеза мезоинозита обнаружено у облученных и затем раздражаемых культур *Torulopsis utilis* (табл. 4). Как видно из таблицы, у этих организмов после облучения общее содержание мезоинозита увеличивается примерно в 15 раз.

Таблица 4

Влияние рентгеновского облучения на биосинтез мезоинозита клетками *Torulopsis utilis*

Свободный и непрочно связанный инозит (в мкг/мл воды экстр.)			Общее количество инозита (в мкг/мл автолизата)		
доза облучения, кр	среднее количество инозита	средний % по отношению к контролю	доза облучения, кр	среднее количество инозита	средний % по отношению к контролю
Необлученный контроль	8	100	Необлученный контроль	10,3	100
60	18	225	60	70,0	636
100	43	537	100	175,0	1580

-10-

Таким образом, наряду с усилением биосинтеза жиров и липоидов в облученных дрожжевых клетках происходит также и возрастание синтеза мезоинозита.

Об образовании токсических агентов при интенсивном облучении

Представляется очевидным, что для обнаружения токсических веществ в облученном субстрате, особенно если они возникают в небольших количествах, необходимы весьма чувствительные методы.

Интересную попытку в этом направлении недавно сделали Гендерсон, Бакстер и Таттл (17). Они подвергали пекарские дрожжи рентгеновскому облучению в больших дозах (1 000 000p) и затем культивировали на этом субстрате несколько поколений дрозофил. Облученные дрожжи в этих условиях, очевидно, не образовывали токсических веществ, так как дрозофила развивалась вполне нормально. Токсический фактор не был также обнаружен при использовании такого индикаторного организма, как *Tetrahymena pyriformis* (18).

Между тем, значительное количество исследований, проведенных на облученных животных, определенно указывает на возникновение в их организме токсических веществ, которые могут быть обнаружены при помощи различных биологических тестов. Мы не будем останавливаться на этих работах. Отметим лишь одну из последних, в которой был использован микробиологический индикатор: это опыты Мюллера (19), который применил для обнаружения токсических веществ культуру *Bacterium coli* на синтетической среде.

Полученные нами данные указывают на то, что биологически активные вещества, в том числе и токсические, могут возникать в облученном организме в процессе продолжающегося после облучения ненормального обмена веществ.

Для того, чтобы выяснить возможность образования в этих условиях токсических факторов, мы облучали дрожжевой организм *Endomycetes magnusii*, а в качестве индикаторов использовали дрожжи *Saccharomycodes ludwigii*. При этом показателем биологической реакции на токсические вещества служила интенсивность их дыхания, которую учитывали манометрически в аппарате Варбурга.

Индикаторные дрожжи суспендировали в жидкой части гомогената облученных клеток *Endomycetes magnusii*, полученного путем их

-11-

растирании с песком и отделения осадка центрифугированием. Подлежащий исследованию гомогенат готовили либо непосредственно после облучения, либо после выдерживания облученных клеток в воде в течение одних суток, либо после облучения и подраживания облученных объектов на сусло-агаре. Источником облучения служила кобальтовая установка с мощностью дозы 4860 в 1 мин. Дрожжи облучали при дозе 1 000 000р.

Таблица 5

Интенсивность дыхания дрожжей
Saccharomyces ludwigii

	Водная суспензия	Суспензия на гомогенате необлученных дрожжей	Суспензия на гомогенате облученных дрожжей		
			непосредственно после облучения	24 часа выдерживания в воде после облучения	24 часа подраживания после облучения
Q_{O_2} ж)	94,4	97,9	138,0	100	70,8
в %	100	103,7	146,1	105,9	75

ж) количество O_2 в $мм^3$, поглощенного за 1 час на 1 мг сухого вещества.

Результаты опытов (табл.5) показывают, что полученная из клеток жидкая часть гомогената, приготовленная непосредственно после облучения, вызывает заметную стимуляцию дыхания индикаторной культуры. После выдерживания облученных клеток в воде в течение одних суток этот стимуляционный эффект прекращается. Гомогенат из клеток, которые после облучения подраживали 24 часа на питательной среде, оказывает отчетливое угнетающее влияние на дыхание индикаторной культуры дрожжей.

Еще более резкую реакцию на токсические вещества, образующиеся в облученных дрожжах, удалось обнаружить при помощи другого биологического индикатора, а именно амёб, культивируемых стерильно совместно с дрожжами. Амёбы типа *Amoeba terricola* хорошо размножаются в такой чистосмешанной культуре, питающейся дрожжами.

-12-

Мы облучали эти дрожжи (*Saccharomyces ludwigii*), служащие питательным субстратом для амёб. Облученные дрожжи (доза 1 000 000р) предоставляли амёбам в качестве корма непосредственно после облучения, после облучения и выдерживания в воде в течение одних суток и после облучения и подрощивания на питательном субстрате также в течение одних суток. В обычных условиях, когда в качестве питательного материала служили необлученные дрожжи, амёбы поедали дрожжевую массу, двигаясь сплошным фронтом по посеву. При этом довольно резко выделялась граница массового поедания дрожжей, вблизи которой амёбы наиболее активны. Облученные дрожжи как непосредственно после облучения, так и выдержанные в течение одних суток в воде, поедались амёбами с одинаковой интенсивностью, причем скорость потребления дрожжевой массы не отличалась от таковой контрольных необлученных дрожжей. Граница выедания во всех случаях была отчетливо видна. Однако при культивировании на облученных дрожжах как непосредственно после облучения, так и после выдерживания в воде амёбы мельче. Протоплазма таких амёб грубо зернистая, пищеварительные вакуоли плохо заметны.

Еще более резкая картина изменений наблюдалась при кормлении амёб облученными и затем подрощенными на питательной среде дрожжами. Граница выедания в этом случае вообще отсутствовала. Однако микроскопическое исследование показало, что амёбы все же перемещаются в дрожжевой массе, вероятно, в поисках подходящего питательного материала. Многие амёбы при этом инцистируются, большинство же их гибнет, не успев переварить поглощенные дрожжи, оказавшиеся для них, по-видимому, токсичными.

Следовательно, в этих опытах особенно отчетливо выявилось неблагоприятное влияние облученных и развившихся после облучения дрожжей на состояние питающихся ими амёб. Таким образом, токсические вещества, по-видимому, образуются в дрожжевых клетках в процессе продолжающегося нарушенного обмена веществ.

Особенности действия радиониметических веществ на микробную клетку

Известно, что биологическое действие радиониметических веществ как в цитологическом, так и в генетическом отношении весьма близко

-13-

к действию ионизирующих излучений. Недавно Александр обобщил детальные исследования механизма действия этих веществ. Имеется ряд публикаций, в которых рассматриваются вопросы влияния радиомиметических веществ на микроорганизмы (21,22,23,24), в том числе и на дрожжи. Наши данные несколько расширяют имеющиеся сведения. Мы исследовали действие одного из хлорэтилминов, известного у нас под названием "эмбихин" - $\text{CH}_3 \cdot \text{N}(\text{CH}_2\text{CH}_2\text{Cl})_2 \cdot \text{HCl}$. Это вещество либо вводили в питательную среду, на которой культивировали микроорганизмы, либо растворяли в физиологическом растворе NaCl и приводили в соприкосновение с суспензией дрожжевых клеток в течение 15, 30 и 60 мин. Дрожжи после такой обработки промывали и переносили на питательные среды без эмбихина.

При наблюдении в люминесцентном микроскопе клеток, помещенных в раствор эмбихина, можно видеть, что это вещество, обладающее не очень сильной синей люминесценцией, связывается диффузно с протоплазмой клетки. Непосредственных различных структурных нарушений в клетке эмбихин не вызывает; они начинают проявляться в процессе продолжающегося роста клетки. Растущие в присутствии эмбихина дрожжевые клетки чрезвычайно похожи на облученные. У них так же, как и у облученных, задерживается деление и удвоение, увеличиваются ядра и ядерные кариосомы (рис. 1); происходит измельчение и склеивание митохондрий (рис. 2).

Наличие в питательной среде пептона, гидролизата дрожжей или дрожжевого автолизата оказывает сильное защитное и реактивирующее действие на клетки, обработанные раствором эмбихина. В физиологическом отношении эмбихин так же, как и излучения, значительно сильнее подавляет размножение и рост клеток чем дыхание и брожение. Однако этот радиомиметик все же относительно резко угнетает дыхание и особенно брожение, чем радиация (если дозы уравниваются по выживаемости клеток). Окислительное фосфорилирование тормозится эмбихином сильнее, чем дыхание, т.е. и в этом отношении имеется сходство с действием излучений. Исследование скорости включения меченого фосфора в различные фракции фосфорсодержащих соединений показало, что эмбихин в одинаковой степени тормозит процесс включения как в кислоторастворимую так и в нуклеиновую фракции. В этом существенное отличие эмбихина от радиации, под влиянием которой обмен фосфора во фракциях нуклеиновых кислот подавляется значительно сильнее, чем в кислоторастворимой фракции.

Особенно интересным не только в теоретическом, но и в прак-

-14-

ние и накопление стерина в дрожжевых клетках совершенно так же, как и ионизирующие излучения. Так, посев дрожжей на питательную среду после кратковременного выдерживания их в растворе эмбихина (0,1-0,2 мг/мл) приводит к значительному повышению биосинтеза эргостерина (рис.8).

Микроорганизмы, хотя и не очень легко, все же могут быть адаптированы к повышенным концентрациям радиомиметических веществ. Нам удалось после многочисленных пересевов на среды с возрастающим содержанием эмбихина получить штамм *Saccharomyces cerevisiae*, переносящий в 1000 раз более высокую концентрацию этого хлорэтил-амин по сравнению с исходным. Дыхание и брожение у этого адаптированного штамма оказалось сниженным примерно на 25%. Биосинтез эргостерина протекал нормально. При испытании радиорезистентности этого штамма к облучению дозами 30 000 и 60 000 р, мы получили почти абсолютное совпадение выживаемости исходных и адаптированных к эмбихину дрожжей. Этот факт, конечно, нуждается в более детальном изучении. Тем не менее, такое наблюдение указывает на возможность различий в механизме действия на клетку ионизирующих излучений и радиомиметических веществ.

З а к л ю ч е н и е

Сдвиги и нарушения в биохимических процессах и структурах, особенно ультраструктурах облученной клетки, требуют более пристального внимания радиобиологов. Несмотря на многочисленные и разнообразие исследования (25 . 26), реакции клетки, особенно начальные, на ионизирующие излучения изучены недостаточно.

Сделаем попытку сопоставить основные и общие для различных организмов нарушения в клеточном метаболизме с известными данными о функциональном значении и активности органоидных структур клетки. Мы не будем здесь касаться генетических вопросов.

Митотическое деление ядра, очевидно, наиболее чувствительно к радиации. Известно, что в ряде органов животных митотический индекс заметно изменяется под влиянием таких доз, которые не вызывают каких-либо обнаруживаемых сдвигов в метаболизме клеток. То же наблюдалось нами и у дрожжевых организмов. Несколько большие дозы приводят сначала к временному и обратимому, а затем - к более глубокому угнетению метаболизма ДНК; это обычно сопровождается физико-химическими

-15-

и структурными изменениями ядер. Для их выявления дуор скентно-микроскопический анализ витальных нарушений в структуре и состоянии ядер представляется перспективным. Необходимы дальнейшие исследования для выяснения сдвигов в метаболизме ядер облученных клеток. Угнетение окислительного фосфорилирования, происходящее в результате облучения, возможно, частично зависит от снижения активности ядра, но в основном, безусловно, связано с повреждением митохондрий. Повреждение этих же органоидов обуславливает нарушения в отдельных звеньях цикла трикарбоновых кислот и снижение окисления пировиноградной кислоты. Существенно, что далеко не все ферментные системы цикла Кребса являются радиочувствительными. В то время как окисление лимонной, фумаровой и α -кетоглутаровой кислот при облучении, по-видимому, угнетается, окисление сукцината оказалось весьма радиорезистентным. Связанные с митохондриями процессы аминирования и частично переаминирования также, как выяснилось, в наших исследованиях, страдают от облучения. Весьма радиочувствительной оказалась ферментная система, восстанавливающая янус зеленый. Наряду с этим, ряд ферментных систем, непосредственно связанных с митохондриями и катализирующих, например, процессы цикла жирных кислот, не только не угнетается, но даже повышает свою активность. Усиливается биосинтез мезоинозита. Возрастает активность и дезоксирибонуклеазы (27,28). Особенно примечательно, однако, то, что отдельные звенья процесса дыхания клетки, осуществляемого рядом ферментов, локализованных на митохондриях, не угнетается даже при весьма значительных дозах облучения. К их числу относится и исследованная нами цитохромоксидаза. Все это указывает на то, что нарушения в митохондриях под влиянием облучения имеют своеобразный мозаичный характер (29,30) и не захватывают целиком всего тела митохондрий. Имеются основания полагать, что те ферменты, которые прочно связаны с оболочками и кристами митохондрий, менее повреждаются по сравнению с теми, которые не так прочно связаны или находятся в полостях митохондрий.

Существенную роль в нарушениях функций митохондриального аппарата, совершенно очевидно, играют физико-химические изменения митохондрий: изменения их поверхностных свойств, проницаемости и ряда других. Набухание митохондрий, изменение их конфигурации, окрашиваемости в облученных клетках наблюдалось многими исследователями. Остается, однако, неясным, являются ли эти нарушения первичными или вторичными.

-16-

В функционировании митохондрий весьма существенную роль играют их поверхности. На них аккумулируются вещества, подвергавшиеся затем воздействию ферментов, расположенных на митохондриях; на них же накапливаются также некоторые инородные вещества, подлежащие обезвреживанию. Блокирование митохондрий специальными красителями и поверхностноактивными веществами оказывает существенное влияние на функциональную активность этих органоидов.

Оказалось, что прижизненное блокирование активных функциональных структур клетки отчетливо снижает радиочувствительность отдельных клеточных функций и повышает выживаемость клеток. Зависит ли это от общего снижения клеточного метаболизма в результате блокирования активных поверхностей или от локальной защиты чувствительных к излучениям внутриклеточных структур, может быть выяснено в дальнейшем.

Ряд прямых и косвенных данных говорит в пользу нарушения функций при облучении другого гранулярного компонента цитоплазмы — микросом. В состав микросом входит примерно половина всей рибонуклеиновой кислоты цитоплазмы. В связи с этим необходимо напомнить о разрушении части рибонуклеопротеидов в цитоплазме клеток, происходящий непосредственно под влиянием облучения (1). При продолжающемся метаболизме происходят резкие изменения в биосинтезе и содержании рибонуклеопротеидов. Изменяется и процесс биосинтеза белка, в значительной мере связанный с функцией микросом. И, наконец, изменения в синтезе и накоплении в клетках стерина и инозита также, по крайней мере частично, зависят от нарушения нормального функционирования микросом. Является ли это первичной реакцией микросом на облучение или вторичным нарушением, дисфункцией, определяемой повреждениями митохондрий или других компонентов клетки остается еще неясным.

Нами кратко охарактеризованы только некоторые стороны реакции клетки на ионизирующие излучения. Структурная, функциональная и биохимическая гетерогенность клетки и различная радиочувствительность отдельных структур и функций обуславливают сложность и своеобразие ее реакций на излучения. Имеющиеся факты еще недостаточны для построения в этой области общей концепции: намечаются лишь отдельные "точки приложения" радиации к живому субстрату. Предстоит выяснить, какие из них являются первичными, непосредственно затрагиваемыми излучениями и продуктами радиолиза воды, и какие возникают вторично вследствие взаимосвязанности процессов в клетке.

-17-

Несомненно одно: новые данные о действии излучения на клетку расширят наши познания как в области острой реакции организма на ионизирующие излучения, так и в области функциональной структуры и физиологии клетки.

Л и т е р а т у р а

1. Мейсель М.Н. Действие облучения на организм. В сб.: Доклады Советск. делегации на Международной Конференции по мирному использованию атомной энергии. Изд. АН СССР, 1955, 78-111
2. Martin L. Compt.rend.Soc.biol., 1946, 140 (25), 1245-1246
3. Martin L. Compt.rend.Soc.biol., 1946, 140 (25), 1201-1202
4. Lazarow A., Cooperstein S.J. Exptl.Cell.Res., 1953, 5(1), 56-60
5. Cooperstein S.J., Lazarow A. Exptl. Cell Res., 1953, 5(1), 82-97
6. Bekkum D.W. van. Ionizing Radiation and Cell Metabolism. Ciba Foundation Symposium. Churchill Ltd. London, 1956, 77-91
7. Bekkum D.W. van. Biochim. et biophys. acta, 1957, 25 (3), 487-492
8. Мейсель М.Н., Помощникова Н.А., Шавловский Д.М., Докл. АН СССР, 1950, 70, 1065
9. Мейсель М.Н. Бюлл. exper. биол. и мед., 1938, 6, 295.
10. Hollaender A., Stapleton G.E. Physiol.Revs, 1953, 33, 77
11. Stapleton G.E., Billen D., Hollaender A., J.Bacteriol., 1952, 63, 805
12. Гальцова Р.Д., Мейсель М.Н., Селиверстова Л.А., Докл. АН СССР, 1954, 98, 1013
13. Гальцова Р.Д., Вакине И.И. Тезисы докл. Всес. Научно-техн. конф. по примен. радиоакт. и стабильн. изотопов и излучений в народном хозяйстве и науке. Биология, медицина, сельское х-во, 1957, стр. 61
14. Neber M. Z.phys.Chem., 1935, 234, 83
15. Браунштейн А.Е., Крицман М.Г. Биохимия, 1937, 2, 242
16. Jones D.B., Moeller O.J. Biol.Chem., 1928, 79, 429
17. Henderson B.J., Baxter R.C., Tuttle L.W., Radiation Res., 1957, 7 (3), 321

- 18 -

18. Elliot A.M., Gross J.A., Brownell L.E. J. Protozoology,
1954, 1, 193
19. Miller J. Nature, 1956, 178(4523), 43
20. Alexander P., Cousens Sh.F., Stacey K.A. Drug Resistance
in Microorganisms. Ciba Foundation Symposium. Churchill
Ltd. London, 1957, 294-318
21. Hutchens J., Podolsky B. J. Cellular and Compar. Physiol.,
1954, 43, 205
22. Kinsey V., Grant W. J. Cellular and Compar. Physiol., 1947,
29(1), 51
23. Boiteau H., Poulet G. J. physiol. France, 1955, 47(3), 605-619
24. Loveless A., Spoerl E., Neisman T. J. Bacteriol., 1954, 68(6),
637
25. Errera M. Protoplasmatologica. Handbuch der Protoplasmaforschung,
Springer-Verlag, Wien, 1957, 10(3), 1-241
26. Wolstenholme G.E.W., O'Connor C.M. Edit. Ionizing Radiation
and Cell Metabolism. Ciba Foundation Symposium, London,
1956
27. Okada Sh., Kalee E. Exptl. Cell Res., 1956, 11(1), 212-214
28. Okada Sh., Peachey L.D. J. Biophys. and Biochem. Cytol., 1957,
3(2), 239-247
29. Ryser H., Aebi H., Zuppinger A. Experientia, 1954, 10(7),
304-305
30. Fritz-Niggli H. Naturwissenschaften, 1956, 43(18), 425-426

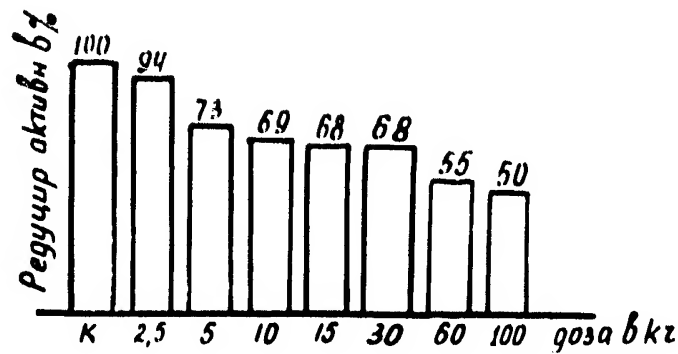


Рис.1. Снижение редуцирующей активности клеток в зависимости от дозы облучения (восстановление януса зеленого)

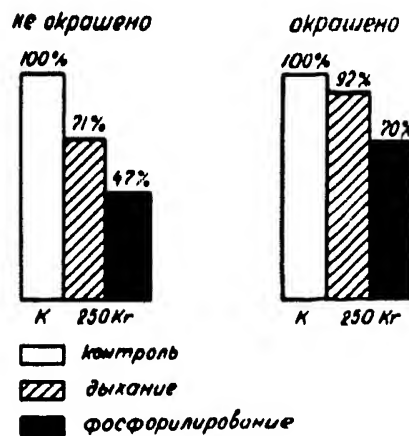


Рис.2. Влияние блокирования ("окрашивания") митохондрий берберином на дыхание и фосфорилирование облученных клеток *Saccharomyces ludwigii*.
 Интенсивность дыхания и фосфорилирования необлученных клеток принята за 100%. Доза облучения 250 кр

2537

-20-

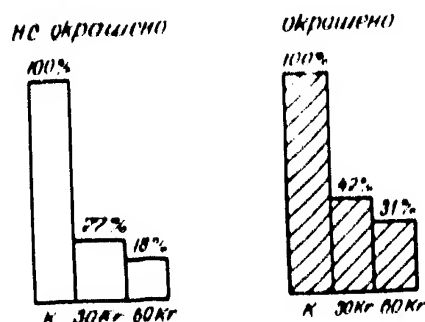


Рис.3. Влияние блокирования ("окрашивания") митохондрий берберином на выживаемость (в %) клеток *Saccharomyces ludwigii*. Дозы облучения 30 и 60 кр. К-выживаемость контрольных, необлученных клеток

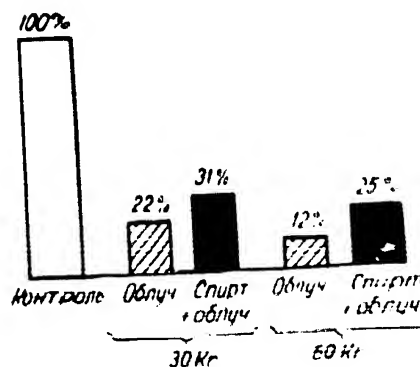


Рис.4. Влияние этилового спирта на выживаемость (в %) клеток *Saccharomyces ludwigii* после облучения (дозы 30 и 60 кр). Выживаемость контрольных, необлученных клеток принята за 100%

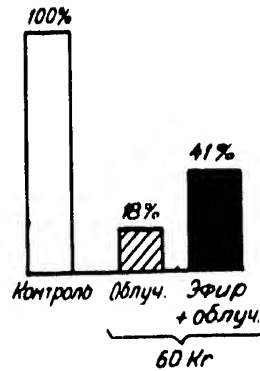


Рис.5. Влияние этилового эфира на выживаемость (в %) клеток *Saccharomyces ludwigii* (доза 60 кр). Выживаемость контрольных необлученных клеток принята за 100%

2652



Рис.6а. *Эндомисус магназии*. Клетки из контрольной культуры

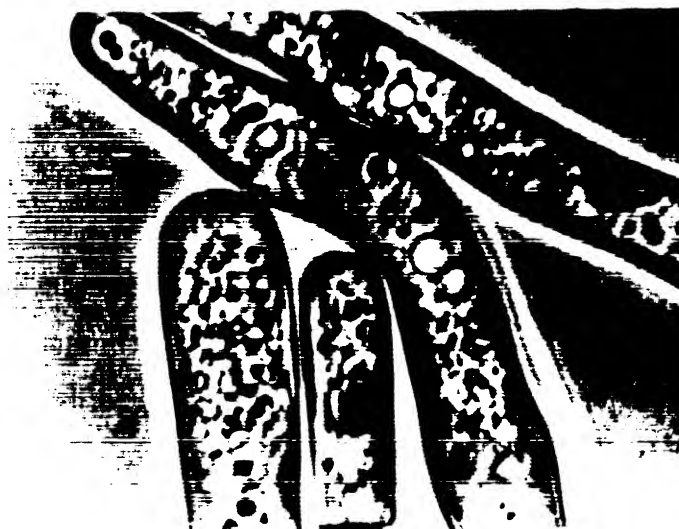


Рис.6б. *Эндомисус магназии*. Клетки из культуры с эмбрионом



Рис.7а. Митохондрии в клетках нормальной культуры.

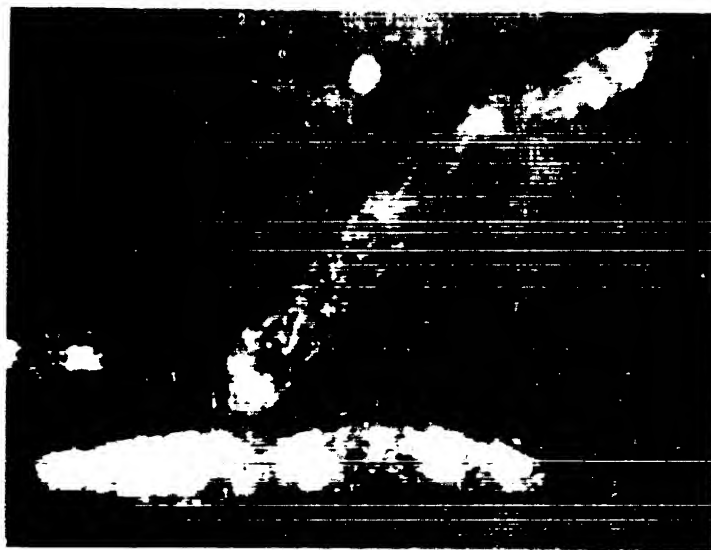


Рис.7б. То же после культивирования с эмон-
хином

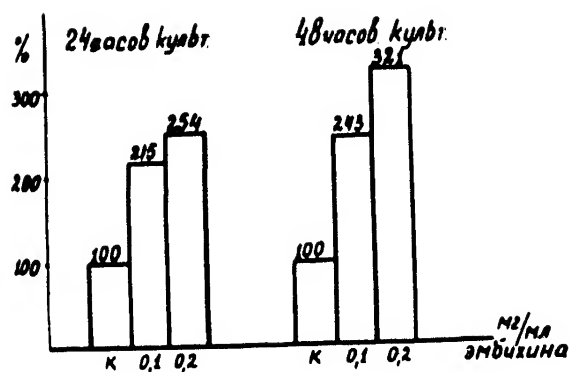


Рис.8. Синтез эргостерина дрожжами *Saccharomyces cerevisiae*, обработанными эмбином

Зак. 2597